

(11)Publication number:

2001-057895

(43)Date of publication of application: 06.03.2001

(51)Int.CI.

C12P 7/62

(21)Application number: 11-233656

(71)Applicant: KANEGAFUCHI CHEM IND CO LTD

(22)Date of filing:

20.08.1999

(72)Inventor: ODAWARA OSAMU

MIYAMOTO KENJI YOKOMIZO SATOSHI MATSUMOTO KEIJI

(54) EXTRACTION OF 3-HYDROXYALKANOIC ACID

(57)Abstract:

PROBLEM TO BE SOLVED: To efficiently extract and separate the subject compound by adding a divalent or polyvalent metal salt and a surfactant to a suspension of a microbial cell of a poly-3-hydroxyalkanoic acid-containing microorganism in an extraction solvent and flocculating and removing an undissolved cell residue.

SOLUTION: A divalent or polyvalent metal salt (e.g. calcium chloride, etc.), and/or a surfactant (e.g. benzyltrimethlammonium chloride, etc.), is added to a suspension of a microbial cell of poly-3-hydroxyalkanoic acid (PHA)-containing microorganism [e.g. Aicaligenes eutrophus A32C (FERM P-15786) strain into which a PHA synthase gene derived from Aeromonas caviae is transferred, etc.], and an extraction solvent (e.g. chloroform, etc.), and undissolved cell residue is flocculated and removed from the PHA-containing solution to readily obtain a high-purity poly-3-hydroxyalkanoic acid useful as a biodegradable plastic, etc., in an improved efficiency of industrial production at a low cost.

LEGAL STATUS

[Date of request for examination]

06.08.2004

[Date of sending the examiner's decision of rejection]

[Kind of final disposal of application other than the examiner's decision of rejection or application converted registration]

[Date of final disposal for application]

[Patent number]

[Date of registration]

[Number of appeal against examiner's decision of rejection]

[Date of requesting appeal against examiner's decision of rejection]

[Date of extinction of right]

Copyright (C); 1998,2003 Japan Patent Office

(19)日本國特許 (JP) (12) 公開特許公報 (A)

(11)特許出願公開番号 特開2001-57895 (P2001 - 57895A)

(43)公開日 平成13年3月6日(2001.3.6)

(51) Int.Cl.'

識別配号

ΡI

テーマコート*(参考)

C12P 7/62

C12P 7/62

4B064

審査請求 未請求 請求項の数4 OL (全 5 頁)

(21)出願番号

(22)出願日

特願平11-233656

平成11年8月20日(1999.8.20)

(71)出願人 000000941

鐘淵化学工業株式会社

大阪府大阪市北区中之島3丁目2番4号

(72) 発明者 小田原 修

兵庫県高砂市西畑1丁目13番1-303

(72)発明者 宮本 憲二

兵庫県明石市別所町12-32メソン別所201

(72)発明者 横溝 聡

兵庫県神戸市垂水区塩屋町6-31-17三青

荘

(72)発明者 松本 圭司

兵庫県西宮市大森町11-33

Fターム(参考) 4B064 AD83 CA02 CA19 CC03 CC24

CD02 CE08 CE20 DA16

(54) 【発明の名称】 ポリー3-ヒドロキシアルカン酸の抽出方法

(57)【要約】

【課題】 PHAを含有する微生物菌体からの、PHA の抽出分離を行うための抽出方法を提供すること。 【解決手段】 PHAを含有する微生物菌体と抽出溶媒 との懸濁液に、金属塩およびまたは界面活性剤を添加し て、未溶解細胞残査を凝集させて除去することによっ て、効率よくPHA溶液を分離することを特徴とするP HAの抽出方法。

【特許請求の範囲】

【請求項1】 ポリー3-ヒドロキシアルカン酸を含有 する微生物菌体と抽出溶媒の懸濁液に、2 価以上の金属 塩および/または界面活性剤を添加して、ポリー3-ヒ ドロキシアルカン酸を含む溶液から未溶解細胞残査を凝 集させて除去することを特徴とするポリー3ーヒドロキ シアルカン酸の抽出分離方法。

1

【請求項2】 界面活性剤が陽イオン性である請求項1 記載のポリー3ーヒドロキシアルカン酸の抽出分離方

【請求項3】 ポリー3-ヒドロキシアルカン酸を含有 する微生物が、アエロモナス・キャビエ由来のポリー3 -ヒドロキシアルカン酸合成酵素群遺伝子が導入された. 菌株である請求項1または2記載の抽出分離方法。

【請求項4】ボリー3-ヒドロキシアルカン酸が、D-3-ヒドロキシブチレート (3HB) ¿D-3-ヒドロ キシヘキサノエート (3 HH) との2成分共重合体、ま たは、D-3-ヒドロキシブチレート (3HB) とD-3-ヒドロキシバレレート (3HV) とD-3-ヒドロ キシヘキサノエート (3 HH) との3成分共重合体であ 20 る請求項1~3記載の抽出分離方法。

【発明の詳細な説明】

[0001]

【発明の属する技術分野】本発明は、ポリー3-ヒドロ キシアルカン酸の、微生物菌体からの抽出分離方法に関 するものである。

[0002]

【従来の技術】現在、ブラスチック廃棄物は焼却、埋め 立てなどにより処理されているが、これらの処理方法に は地球の温暖化や埋め立て地の地盤弛緩等の問題点があ 30 である。 る。そのためプラスチックリサイクルへの社会意識の高 まりとともに、リサイクルシステム化が進みつつある。 しかし、リサイクル可能な用途には限りがあり、実際問 題としてプラスチック廃棄処理方法としては、焼却、埋 め立て、リサイクルだけでは対応しきれず、自然界に放 置されたままになるものも多い。そこで、廃棄後は自然 界の物質循環に取り込まれ、分解生成物が有害とならな い生分解性プラスチックが注目されており、その実用化 が切望されている。

【0003】とれら生分解ブラスチックの中でも、ポリ - 3 - ヒドロキシアルカン酸(以後PHAと称す)は多 くの微生物種の菌体内にエネルギー蓄積物質として生 成、蓄積される生分解性を有する熱可塑性ポリエステル であり、自然界の炭素循環プロセスに取り込まれること から生態系への悪影響がほとんどないと予想されている ために、特に注目されている。また、医療分野において も、回収不要のインプラント材料、薬物担体としての利 用が可能であると考えられている。

【0004】微生物によって生成されたPHAは、顆粒 体を形成して菌体内に蓄積されており、これらをプラス 50 陽イオン性である上記抽出分離方法に関する。

チックとして利用するためには、微生物の菌体内から分 離して取り出す必要がある。PHAを微生物菌体から分 離精製する既知の方法として、大別すると、PHAが可 浴である有機溶剤にPHAを溶解させて抽出する方法 と、PHA以外の菌体構成成分を可溶化させて除くこと によりPHAを得る方法とがある。

【0005】有機溶媒を用いたPHAの抽出分離方法と しては、例えば1、2-ジクロロエタンやクロロホルム といった疎水性のハロゲン含有炭化水素を抽出溶媒とし て用いる方法(特開昭55-118394号、特開昭5 7-65193号)、また、ジオキサン (特開昭63-198991号) またはプロパンジオール (特開平02 -69187号) またはテトラヒドロフラン (特開平0 7-79788号)の様な親水性の抽出溶媒を用いた方 法が提案されている。しかし、これらの方法においては PHAを実用に値する濃度まで溶解しようとすると、そ の抽出液は極めて粘重となり、抽出溶媒に溶解しなかっ た菌体残査とPHAを含む溶媒層との分離が非常に困難 であるという欠点を有している。

【0006】一方、PHA以外の菌体構成成分を可溶化 させて除くことによりPHAを得る方法もいくつか提案 されているが (J. Gen. Microbiolo gy, 19, 198-209頁(1958)、特公平0 4-61638号、特表平08-502415号、特開 平07-177894号)、PHAの著しい低分子化が 起とったり、得られるPHAの純度が低い等の問題点を 有する上に、処理工程が多く複雑であったり、毒性の髙 い薬品を必要とする、あるいはコストが極めて高くなる など、いずれも、実用には適さない方法であるのが現状

[0007]

【発明が解決しようとする課題】本発明の目的は、微生 物菌体からのPHAの抽出において、抽出溶媒に溶解し なかった菌体残査とPHAを含む溶媒層とを効率よく分 離する方法を提供することにある。

[00008]

【課題を解決するための手段】本発明者らは、PHAを 工業的有利に生産できる方法について鋭意検討した結 果、PHAを含有する微生物菌体と抽出溶媒の懸濁液 に、2価以上の金属塩、または界面活性剤を添加すると とにより、抽出液に溶解しなかった細胞残査を凝集さ せ、効率よく分離除去できることを見いだし、本発明に

【0009】即ち、本発明は、PHAを含有する微生物 菌体と抽出溶媒の懸濁液に、2 価以上の金属塩および/ または界面活性剤を添加して、PHAを含む溶液から未 溶解細胞残査を凝集させて除去することを特徴とするP HAの抽出分離方法に関する。

【0010】好ましい実施態様としては、界面活性剤が

【0011】別の好ましい実施態様としては、PHAを 含有する微生物が、アエロモナス・キャビエ由来のPH A合成酵素群遺伝子が導入された菌株である上記抽出分 離方法に関する。

【0012】更に別の好ましい実施懲様としては、PH Aが、3HBと3HHとの2成分共重合体、または、3 HBと3HVと3HHとの3成分共重合体である上記抽 出分離方法に関する。

[0013]

【発明の実施の形態】本発明に用いる微生物は、細胞内 10 KPHAを蓄積している微生物であれば特に限定されな い。例えば、アルカリゲネス・リポリチカ (Aical igeneslipolytica)、アルカリゲネス ·ユウトロファス (Aicaligenes eutr ophus)、アルカリゲネス・ラタス(Aicali genes latas)等のアルカリゲネス属(Al caligenes)、シュウドモナス属 (Pseud omonas)、バチルス属(Bacillus)、ア ゾトバクター属(Azotobacter)、ノカルデ ィア属(Nocardia)、アエロモナス属(Aer 20 omonas) の菌が挙げられ、中でも、アロエモナス ·キャビエ (Aeromonas caviae) 等の 菌株、または、アエロモナス・キャビエ由来のPHA合 成酵素群の遺伝子が導入された菌株、例えば、アルカリ ゲネス・ユウトロファスA32C (寄託番号FERM P-15786) 等がより好ましい。

【0014】これらの微生物の培養方法は、PHAを多 量に効率よく菌体内に蓄積できるものであれば特に限定 はなく、例えば、前記アルカリゲネス・ユウトロファス t. J. Bacteriol., 179, 4821-4 880頁(1997)等に記載の方法が好ましい。 【0015】本発明におけるポリー3-ヒドロキシアル カン酸(PHA)とは、特に限定されないが、D-3-

ヒドロキシブチレート (3 HB) のホモポリマーや3 H Bと他の3-ヒドロキシアルカン酸との共重合体が好ま しく、更には、3HBとD-3-ヒドロキシへキサノエ ート (3HH) との2成分共重合体 (Macromol ecules, 28, 4822-4828 (199 5))または、3HBとD-3-ヒドロキシパレレート (3HV)と3HHとの3成分共重合体(特開平08-289797号)などが、物性の面からより好ましい。 ここで、3HBと3HHの2成分共重合体を構成する各 モノマーユニットの組成比については特に限定されるも のではないが、3HBユニットの含有量が1~99モル %といった組成比のものが好適である。また、3 HBと 3HVと3HHとの3成分共重合体を構成する各モノマ ーユニットの組成比については特に限定されるものでは ないが、例えば、3 HBユニット含有量が1~95モル

ニット含有量が1~30モル%といった組成比のものが 好適である。またこれらPHAの分子量は10万以上が 好ましく、50万以上がより好ましい。

【0016】PHAの微生物菌体中の含有率は、高い方 が好ましいのは当然であり、工業レベルでの適用におい ては乾燥菌体中に20重量%以上が好ましく、抽出操 作、分離操作、分離ポリマーの純度等を考慮すると50 重量%以上が特に好ましい。本発明においては、前記の ようにして培養して得られた微生物菌体を、培養液から 分離した湿菌体としてそのまま用いても良いし、または 湿菌体を凍結乾燥機等で乾燥処理して乾燥菌体として用 いても良い。さらには、ミルや高圧ホモジナイザー等の 物理的破砕処理、界面活性剤、次亜塩素酸ナトリウムや 有機溶剤等の化学処理で菌体の一部を破壊し、または菌 体の一部を除去してPHAの含有量を高めたものを用い ても良い。

【0017】本発明で使用するPHAの抽出溶媒として は、PHAが溶解するものであれば特に限定されず、例 えば、クロロホルム、塩化メチレン、1,2-ジクロロ エタン、ピリジン、1,2-プロピレンカーボネートの ような環式カーボネート類、テトラヒドロフラン、乳酸 エチルやアセトニトリル等やこれらの溶媒の混合物、例 えばクロロホルムとメタノールの混合物やクロロホルム とテトラヒドロフランの混合物等の混合溶媒系が挙げら れる。

【0018】本発明で使用する金属塩としては、2価以 上の金属イオンと、一般的な対イオンからなる金属塩で あれば特に限定されず、例えば、金属イオンとしては、 カルシウム、マグネシウム、鉄、亜鉛、アルミニウム、 A32C(FERM P-15786)を用いる場合に 30 バリウム、マンガン、銅、コバルト等が挙げられ、対イ オンとしては、塩化物イオン、硫酸イオン、リン酸イオ ン、硝酸イオン、炭酸イオン等が挙げられ、金属塩の具 体的な例としては、塩化カルシウム、塩化マグネシウ ム、塩化第一鉄、塩化第二鉄、塩化亜鉛、塩化パリウ ム、塩化コバルト、塩化銅、塩化マンガン、塩化アルミ ニウム、硫酸マグネシウム、硫酸亜鉛、炭酸カルシウ ム、炭酸マグネシウム等が例示できる。また、本発明で 使用される界面活性剤としては、陰イオン性、陽イオン 性、両性もしくは非イオン性でも良いが、好ましくは陽 イオン性界面活性剤であり、具体的には、セチルトリメ チルアンモニウムプロミド、ドデシルビリジニウムクロ リド、テトラデシルアンモニウムブロミド、セチルビリ ジニウムクロリド、トリエチルヘキシルアンモニウムブ ロミド、4, 4ートリメチレンピス(1ーメチルピペリ ヂン)、トリメチルフェニルアンモニウムブロミド、ベ ンジルトリメチルアンモニウムクロリド、ヘキサデシル トリメチルアンモニウムブロミド、アセタミン86(花 王株式会社製)コータミン24P(花王株式会社製)等 が挙げられる。

%、3HVユニット含有量が1~96モル%、3HHユ 50 【0019】本発明で使用する金属塩や界面活性剤の添

加重は特に制限されないが、微生物菌体懸濁液1しあたり0.001~10重量%の範囲の濃度となるように添加するのが好ましく、さらには、0.01~5重量%の範囲の濃度がより好ましい。0.001重量%以下の濃度では効果が低く、10重量%を超える濃度の場合、コストの面から好ましくない。

【0020】本発明においては、上記金属塩と界面活性剤をいずれか単独で使用しても良いし、併用しても良い。金属塩や界面活性剤の投入方法は、液体や固体のまま菌体懸濁液に投入し溶解させても良いし、あらかじめ 10溶液としたのち菌体懸濁液に投入しても良い。金属塩や界面活性剤の投入に際しては菌体懸濁液内での金属塩や界面活性剤の分散を促進させるために菌体懸濁液を攪拌したほうが好ましい。微生物菌体の未溶解細胞残渣を凝集させるための攪拌時間、攪拌温度については適宜設定できる。

【0021】本発明においては、PHAを含有する微生 物菌体と抽出溶媒との懸濁液に、上記のように金属塩や 界面活性剤を添加処理することで、懸濁液中の未溶解細 胞残渣が凝集するために、PHA溶液を容易に分離する **とが出来る。ととで利用できる分離操作は、特に限定** されないが、例えば、ろ過、デカンテーション、遠心分 離機や膜分離などを一般に知られている方法が利用でき る。ろ過による分離操作については一般に用いられるろ 材、具体的にはろ紙、ろ布、網(メッシュ)、多孔性セ ラミック、多孔性金属板、多孔性フィルムなどが利用で きる。デカンテーションによる分離操作としては例え ば、微生物懸濁液を撹拌後、5分から2時間、好ましくは 10分から1時間静置し、適当な方法、たとえば吸引機 などで懸濁液上部の澄んだ溶液を回収すればよい。遠心 30 分離器による分離操作については一般に知られている条 件を利用でき、遠心分離器は回分式、連続式どちらでも 利用できる。

【0022】 この様にして未溶解細胞残渣と分離して得られたPHA溶液のポリマー純度は非常に高く、これを公知の方法で溶媒を除去すれば高純度のPHAを得ることが出来る。もちろん目的に応じて、結晶化やその他の精製方法を用いて更に純度を向上させることも出来る。【0023】

【実施例】以下実施例により本発明を説明するが、本発 40 明はこれらの実施例に限定されるものではない。

【0024】(実施例1)アエロモナス・キャビエ由来のPHA合成酵素群遺伝子を導入したアルカリゲネス・ユウトロファス AC32(寄託番号FERM P-15786)株を、J. Bacteriol., 179,4821-4830項(1997)に記載の方法で培養し(培地:Na,HPQ,・12H,011.3g, KH,PQ, 1.9g, (NH,),50,6g,プロエキス(播州調味料(株)製10g,MgSQ,・7H,01g,ヤシ油50g,筬量金属元素溶液(組成:FeC1,・6H,016.2g, CaC1,・2H,010.3g, CoC1,・6H,00.2g, Ni 50

C7, 64, 0 0.1g, CrC7, 64, 0 16.2g, CuSO, 54, 0 0.2g / 1L 0.1N-HC1) 5ml / 1L、p H 6. 7、培養温度30°C、 培養時間72時間)、3HBと3HHとの2成分共重合体 (3HBユニット: 3HHユニット=90:10 (モル 比)、分子量 約100万)を約50重量%含有した菌 体を得た。これを遠心分離処理 (5000 rpm、10 min)して培養液から分離し、湿菌体とした。この湿 菌体を凍結乾燥し、乾燥菌体としたのちに、乾燥菌体で 50g/1となるようにクロロホルムに懸濁し、室温で 5時間攪拌を行って3HBと3HHとの2成分共重合体 の抽出を行った。との微生物菌体を含む抽出液に、陽イ オン界面活性剤であるベンジルトリメチルアンモニウム クロリドを10g/1となるように加えて更に1時間撥 拌し未溶解細胞残査を凝集させ、これをろ紙(桐山製作 所製、No. 4)を用いて桐山ロートにて吸引ろ過し、 凝集菌体残査を分離除去した。この時目詰まりすること なくろ過を行うことが出来た。得られた濾液に、攪拌し ながらメタノールを加えて3HBと3HHとの2成分共 重合体の結晶を析出させ、該結晶をろ過により集め減圧 下に乾燥した。得られた3HBと3HHとの2成分共重 合体の回収率を計算したところ、98%であった。

【0025】(実施例2)実施例1において、陽イオン性界面活性剤であるベンジルトリメチルアンモニウムクロリドをヘキサデシルトリメチルアンモニウムブロミドに変更した以外は同様の操作を行った。得られた3HBと3HHとの2成分共重合体の回収率は96%であった

【0026】(実施例3)実施例1において、抽出溶媒をクロロホルムからテトラヒドロフランに変更した以外は同様の操作を行った。得られた3HBと3HHとの2成分共重合体の回収率は87%であった。

【0027】(実施例4)実施例1で得られた湿菌体を、乾燥するととなく50g/1となるようにテトラヒドロフランに懸濁し、加熱還流下で5時間攪拌を行って3HBと3HHとの2成分共重合体の抽出を行った。この微生物菌体を含む抽出液に、塩化カルシウムを10g/1となるように加えて更に1時間攪拌し未溶解細胞残査を凝集させ、これをろ紙(桐山製作所製、No. 4)を用いて桐山ロートにて吸引ろ過し、凝集菌体残査を分離除去した。この時目詰まりすることなくろ過を行うことが出来た。得られた遠液を、攪拌しながら室温まで冷却し、3HBと3HHとの2成分共重合体の回収率は80%であった。

【0028】(実施例5)実施例4において、塩化カルシウムをベンジルトリメチルアンモニウムクロリドに変更した以外は同様の操作を行った。得られた3HBと3HHとの2成分共重合体の回収率は83%であった。

【0029】(実施例6)アルカリゲネス・ユウトロフ

30

7

ァス (ATCC17699) 株を、グルコースを炭素源 として培養し(培地: グルコース 20g, Na, HPO, ·12H, O 9g. KH, PO, 1.5g. (NH,), SO, 6g. MgSO, 7H, O 0.2g. 微量金属元素溶液(組成:FeCl, ·6H, O 16.2g, CaCl, ·2H 10.3g, CoCl, 6H, 0 0.2g, NiCl, 6H, 0 0.1g, CrCl, . 6H, O 16.2g, CuSO, · 5H, O 0.2g / 1L 0.1N-HC1) 5ml / 1 L、pH6.8、培養温度30°C、培養時間48時間)、 3HBのホモポリマー (3HBユニット 100%)を菌 体内に約60重量%含有した菌体を得た。これを遠心分 離処理(5000rpm、10min)して培養液から 10 分離し、湿菌体とした。との湿菌体を凍結乾燥し、乾燥 菌体としたのちに、乾燥菌体で50g/1となるように クロロホルムに懸濁し、室温で5時間攪拌を行って3日 Bホモポリマーの抽出を行った。この微生物菌体を含む 抽出液に、陽イオン性界面活性剤であるベンジルトリメ チルアンモニウムクロリドを10g/1となるように加 えて更に1時間撹拌しクロロホルムに溶解しない細胞残 査を凝集させ、これをろ紙(桐山製作所製、No. 4) を用いて桐山ロートにて吸引ろ過し、凝集菌体残査を分 離除去した。との時目詰まりすることなく、ろ過を行う ことが出来た。得られた遠液に、攪拌しながらメタノー ルを加えて3HBホモポリマーの結晶を析出させ、該結 晶をろ過により集め減圧下に乾燥した。得られた3HB ホモポリマーの回収率を計算したところ、95%であっ た。

【0030】(実施例7)実施例6において、陽イオン性界面活性剤であるベンジルトリメチルアンモニウムクロリドをヘキサデシルトリメチルアンモニウムブロミドに変更した以外は同様の操作を行った。得られた3HBホモポリマーの回収率は94%であった。

【0031】(実施例8)実施例6において、抽出溶媒をクロロホルムからテトラヒドロフランに変更した以外は同様の操作を行った。得られた3HBホモボリマーの回収率は85%であった。

【0032】(実施例9)実施例6で得られた湿菌体を、乾燥することなく50g/1となるようにテトラヒドロフランに懸濁し、加熱湿流下で5時間攪拌を行って3HBホモボリマーの抽出を行った。この微生物菌体を含む抽出液に、塩化カルシウムを10g/1となるように加えて更に1時間攪拌し未溶解細胞残査を凝集させ、これをろ紙(桐山製作所製、No.4)を用いて桐山ロートにて吸引ろ過し、凝集菌体残査を分離除去した。この時目詰まりすることなくろ過を行うことが出来た。得られた濾液を、攪拌しながら室温まで冷却し、3HBホモボリマーの結晶を析出させ、該結晶をろ過により集め減圧下に乾燥した。得られた3HBホモボリマーの回収

率は81%であった。

【0033】(実施例10)実施例9において、塩化カルシウムを陽イオン性界面活性剤であるベンジルトリメチルアンモニウムクロリドに変更した以外は同様の操作を行った。得られた3HBホモポリマーの回収率は83%であった。

【0034】(実施例11)実施例1において、アルカ リゲネス・ユウトロファス AC32 (FERMP-1 5786) をアエロモナス・キャピエ FA440 (寄 託番号FERMBP-3432)に変更した以外は同様 の条件で培養し、3HBと3HHとの2成分共重合体 (3HBユニット: 3HHユニット=10:90 (モル 比))を約30重量%含有した菌体を得た。これを遠心 分離処理(5000rpm、10min)して培養液か ら分離し、湿菌体とした。 この湿菌体を凍結乾燥し、乾 燥菌体としたのちに、乾燥菌体で50g/1となるよう にクロロホルムに懸濁し、室温で5時間撹拌を行って3 HBと3HHとの2成分共重合体の抽出を行った。この 微生物菌体を含む抽出液に、陽イオン界面活性剤である ベンジルトリメチルアンモニウムクロリドを10g/1 となるように加えて更に1時間撹拌し未溶解細胞残査を 凝集させ、これをろ紙(桐山製作所製、No. 4)を用 いて桐山ロートにて吸引ろ過し、凝集菌体残査を分離除 去した。この時目詰まりすることなくろ過を行うことが 出来た。得られた濾液に、攪拌しながらメタノールを加 えて3HBと3HHとの2成分共重合体の結晶を析出さ せ、該結晶をろ過により集め減圧下に乾燥した。得られ た3HBと3HHとの2成分共重合体の回収率を計算し たところ、96%であった。

【0035】(比較例1)実施例1において、ベンジルトリメチルアンモニウムクロライドを添加しなかった以外は同様の操作を行った。ろ過の段階で目詰まりが激しく菌体残渣を分離することができなかった。

【0036】(比較例2)実施例6において、ベンジルトリメチルアンモニウムクロリドを添加しなかった以外は同様の操作を行った。その結果、ろ過の段階で目詰まりが激しく菌体残渣を分離することができなかった。 【0037】

【発明の効果】本発明によれば、PHAを含有する微生物菌体と抽出溶媒との懸濁液に、2価以上の金属塩や界面活性剤を添加するという極めて簡便な操作によって、未溶解細胞残査を凝集させて除去することが可能となり、容易に高純度のPHAが得られるため、本発明は、微生物によるPHAの工業的生産の効率向上およびコストの低減に大きく寄与するものである。



(11)Publication number:

07-031489

(43)Date of publication of application: 03.02.1995

(51)Int.CI.

C12P 7/62

(21)Application number: 05-196671

(71)Applicant: ASAHI CHEM IND CO LTD

(22)Date of filing:

15.07.1993

(72)Inventor: YOKOYAMA MASAKO

(54) SEPARATION OF BIO-POLYESTER FROM BIO-POLYESTER-CONTAINING MICROORGANISM

(57)Abstract:

PURPOSE: To provide a method for efficiently separating a bio-polyester in a granular state from microbial cells containing the bio-polyester.

CONSTITUTION: This method for separating the granular bio-polyester comprises adding an alkali in an amount of 1mmol-1mol/kg microbial cells to the aqueous suspension of bio-polyester-containing microorganisms, charging the suspension into a pressure-resistant container or preliminarily heating the suspension at 40–100° C and then charging the heated suspension into the pressure-resistant container, and subsequently heating and retaining the charged suspension at 40–100° C for raising the pressure to spout the suspension from the small opening of the container, thus allowing the shearing force of the fluid to act on the microorganism.

LEGAL STATUS

[Date of request for examination]

11.05.2000

[Date of sending the examiner's decision of

09.12.2003

rejection]

[Kind of final disposal of application other than the examiner's decision of rejection or application converted registration]

[Date of final disposal for application]

[Patent number]

[Date of registration]

[Number of appeal against examiner's decision of rejection]

[Date of requesting appeal against examiner's decision of rejection]

[Date of extinction of right]

Copyright (C); 1998,2003 Japan Patent Office